(19)日本国特許庁(JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号

特開平10-17597

(43)公開日 平成10年(1998)1月20日

(51) lnt.Cl.6	識別記号	庁内整理番号	FΙ				技術表示箇所
C 0 7 K 14/805			C 0 7 K	14/805			
A61K 35/14			A 6 1 K	35/14		Z	
C 0 7 K 1/22			C 0 7 K	1/22		2	
G01N 33/72			G01N	33/72		Α	
// A61K 9/14			A61K	47/26		· J	
		審査請求	未請求 請求	項の数2	FD	(全 8 頁)	最終頁に続く
(21)出願番号	特願平8-188138		(71)出願ノ	591083	336		
				株式会	社ビー	・エム・エル	
(22)出願日 平成8年(1996)6		127日	東京都渋谷区千駄ヶ谷 5 丁目21番 3 号			目21番3号	
			(72)発明報	」 川野	吉郎		
				埼玉県	川越市	的場1361番地	1 株式会社ビ
				-· I	ム・エ	ル総合研究所	内
`			(72)発明者	5 工藤	康之		
				埼玉県	川越市	的場1361番地	1 株式会社ビ
•				ー・エ	ム・エ	ル総合研究所	内
			(72)発明者	」 坪井	五三美		
				埼玉県	川越市	的場1361番地	1 株式会社ビ
				ー・エ	ム・エ	ル総合研究所	内
٠.			(74)代理人	人 弁理士	志村	光春	
•							最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 ヘモグロビンA1c組成物

(57)【要約】

【課題】長期間安定で、かつ新鮮血液のHPLCクロマトグラムパターンを示す糖尿病診断等において極めて有用なHbAェ組成物の提供。

【解決手段】ヘモグロビン A_{1C} 及びサッカロースを含んでなるヘモグロビン A_{1C} 組成物、特にヘモグロビン A_{1C} が、血液試料を $m-アミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトグラム担体で捕捉して得られるヘモグロビン<math>A_{1C}$ であるこのヘモグロビン A_{1C} 組成物を提供すること。

【特許請求の範囲】

【請求項1】ヘモグロビンAιc 及びサッカロースを含んでなるヘモグロビンAιc 組成物。

【請求項2】ヘモグロビンAicが、血液試料をm-アミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトグラム担体で捕捉して得られるヘモグロビンAic 組成物。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、ヘモグロビンAic の凍結乾燥復元後の保存性を格段に向上させたヘモグロビンAic 組成物に関する技術分野に属する。

[0002]

【従来の技術】血液中のヘモグロビンは、α鎖N末端のアミノ酸のバリンのアミノ基とグルコースのアルデヒド基の間の非酵素的な反応によりグルコースと結合する。この結合の第一段階は、可逆的なシッフ塩基反応であるが、さらにアマドリ転移反応を経て不可逆的なケトアミンを形成する。このようにして生成するヘモグロビンAic(以下、HbAicともいう)として知られている。ヘモグロビントの血液中での寿命は約3ヵ月であり、その間グルコースと結合して生成するHbAicが徐々に蓄積するが、その一方で寿命が尽きたHbAicは逐次分解されていく。すなわち、ある時点からヘモグロビンの寿命のおよそ半分の1~2ヵ月程遡った過去の血液中のグルコース濃度、わち血糖濃度を平均的に反映するものである。

【0003】このような特徴を有するHbAιc は、一般的な糖尿病の指標である血糖濃度等のように一時的な変動が無く過去の血糖状態を正確に把握できる。そのため、血中のHbAιc 濃度は糖尿病患者の血糖コントロール指標として、今日重要である。HbAιc の定量法には、イオン交換カラムを使用した高速液体クロマトグラフィー(以下、HPLCという),mーアミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトグラム担体を用いたアフィニティーカラム法,,ラテックス凝集法,免疫比濁法,等電点電気泳動法,フィチン酸法,チオバルビツール酸法等があるが、感度,特異性,再現性に優れており、また専用の簡便な自動分析機が普及したこともあって、HPLC法が臨床検査においては標準的な測定法となっている。

【0004】ここで問題となるのは、HbAェ 測定における標準としたり、また測定機器や施設間、あるいはテータの継続性等の精度管理の基準として使用する「管理試料」を得ることである。HbAェ管理試料の製造方法についてはいくつかの検討例がある。例えば、赤血球の溶血液に保存料を添加して製造する方法(東独特許第150543号、米国特許第3519572号、英国特許第934461号)、シアンメトヘモグロビン、オキシ 50

ヘモグロビンーポリヒドロキシ化合物、一酸化炭素ヘモ グロビンを用いて製造する方法〔ドイツ特許第3311 458号, ヨーロッパ特許第72440号, "Mosca. A., et al., J.Clin.Chem. Clin. Biochem.23:361-364(1 985)")、N-·[5-ニトロトロポン-2-イル)へモ グロビンとヘモグロビンとの混合物からなるもの(特公 昭63-19828号公報)、ポリヒドロキシ化合物に より全血から得られる溶血液を脱脂する方法(特開昭5 8-37561号公報)、シアンメトヘモグロビンに変 換し凍結乾燥する方法(特開昭59-183370号公 報)、HbAκの代用としてアセチル化ヘモグロビンよ り製造する方法(特開平3-220457号公報)、へ モグロビンを一酸化炭素ヘモグロビン、アザイドメトヘ モグロビン又はシアンメトヘモグロビンに変換した状態 でインビトロでグルコースとヘモグロビンとを結合させ た後、不安定なシッフ塩基結合のものを還元剤により分 解し、安定なHbAιc を回収して製造する方法(特表平 6-508690号公報)等を挙げることができる。な お、現在Bio-Rad Laboratori es. Hemoglobin AlcMicro Column test Instruction Ma nual. March 1990〕をはじめとして、いくつかの製品が 市販されているが、これらの製品の製法は明らかにされ

ていない。 【0005】

【発明が解決しようとする課題】このHbAiの管理試料においては、実際の検体である新鮮血液と分析時の挙動が同等であることが必要である。何故なら、ヘモグロビンは、時間、温度等の負荷によって、主に酸化による変性を起こし、酸化されたヘモグロビンであるメトヘモグロビンと、酸化していないヘモグロビンであるオキシヘモグロビンとは、その電荷が異なるからである。

【0006】 HbAιc の主流である上記のイオン交換HPLC法は、HbAιc をその他のヘモグロビンとの電荷の差により分離するものであるが、上述のように酸化されたヘモグロビン(酸化されたHbAιc を含む)が混合すると、クトマトグラムの分離パターンが乱れ、非常に鋭敏なHPLCにおいては、新鮮血液本来のものとはかなり異なるものとなる。よって、HbAιc の管理試料としては、個々のロットが長期に継続することが要求される。また、この管理試料が凍結乾燥品の場合には、凍結乾燥時の安定性のみならず、使用時に精製水等を加え溶解し復元した後の安定性も要求される。

【0007】なお、このHbAιc の管理試料に要求される安定性を満たす従来の手段としては、例えば①始めから全成分をメトヘモグロビンとして、ヘモグロビンをそれ以上酸化変性する余地をなくし、全成分中での電荷の差を、HbAιc とその他のヘモグロビンとの間のものだけとし、HbAιc とその他のヘモグロビンとの分離を明確にする方法;②一酸化炭素と2価の状態のヘム鉄との結合が酸素のほぼ数万倍は強いことに着目し、全成分を

2

一酸化炭素ヘモグロビンとして、ヘム鉄が3価に変わる ヘモグロビンの酸化を防ぐ方法 [①②に該当する先行技 術文献としては、前出のドイツ特許第3311458 号,ヨーロッパ特許第72440号, "Mosca A., et a 1., J.Clin.Chem. Clin. Biochem.23:361-364(198 5)";特開昭59-183370号公報;特表平6-5 08690号公報〕等を挙げることができる。

【0008】しかしながら、これらの方法における問題点として、全体がメトヘモグロビンの場合は、HPLC法の分離パターンが新鮮血液と同一であっても全体的にリテンションタイムが新鮮血液のリテンションタイムから外れるために、新鮮血液のための機器調整等に必ずしも適合するものではなく、メト化したHbAι のリテンションタイムに基づき機器の調整をした場合、新鮮血液の本来のHbAι のピークをHbAι のものとして機器が識別することができないという点が挙げられる。また、新鮮血液のHbAι のピークに異常が現れるようなHPLCのカラムの劣化等の異常がある場合に、メトヘモグロビンの管理試料ではこのような異常をモニターすることができないという点も挙げることができる

(①)。そして、一酸化炭素ヘモグロビンを用いる場合においても、次の製造工程において、グルコースと反応させるために加温したりした場合には、完全に変性を防ぐことはできない(②)。

【0009】さらに、上記に例示した方法の他に、電荷が日かれにと等しく、HPLC法において、HbAιc と同じ位置にピークを示すため、HbAιc の代用としてアセチル化ヘモグロビンを用いる方法も挙げられるが、この場合のHPLCのクロマトグラムのパターンもまたHbAιc と同一とはいえない。すなわち、「これらの従来の 30いずれの方法によって製造されたHbAιc 管理試料も、HbAιc 測定の主流である上記のHPLC法に適しているとはいえない。

【0010】そこで、本発明の解決すべき課題は、長期間安定で、かつ新鮮血液のHPLCクロマトグラムパターンを示す糖尿病診断等において極めて有用なHbAicの試料を提供する手段を見出すことにある。

[0011]

【課題を解決するための手段】本発明者は、上記課題の解決に向けて鋭意検討を行った。その結果、通常検体の 40 安定剤としてサッカロースをHbAιc と共存させることにより、HbAιc の安定性、特に凍結乾燥復元後の保存性を格段に向上させることができることを見出し本発明を完成した。

【0012】また、このサッカロースと共存させる、糖尿病診断に特に有用なHbAιc の調製方法として、mーアミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトクロマトグラム担体を用いた特定の手段を用いることで、極めて優れたHbAιc の管理試料を提供し得ることを見出して本発明を完成した。すなわち 50

本発明者は、以下の発明を提供する。

【0013】請求項1において、ヘモグロビンAic 及びサッカロースを含んでなるヘモグロビンAic 組成物を提供する。

【0014】請求項2において、ヘモグロビンAICが、血液試料をmーアミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトグラム担体で捕捉して得られるヘモグロビンAICである前記請求項1記載のヘモグロビンAIC組成物を提供する。

[0015]

【発明の実施の形態】以下、本発明の実施の形態につい て説明する。

A. 本発明へモグロビンAic 組成物(以下、本発明組成物ともいう)は、HbAic とサッカロースとを含んでなる。本発明組成物中におけるHbAic の形態は、特に限定されない。すなわち、新鮮血中のHbAic をそのまま用いることもできるし、上記のように、メトヘモグロビンとグルコースとが結合したHbAic 等も許容され、一酸化炭素結合ヘモグロビンとグルコースとが結合したHbAic も許容され、HbAic の代用物質、例えばアセチル化ヘモグロビン等も許容される。

【0016】しかしながら、可能な限り生体内のHbA ic の状態を反映させたHPLCクロマトグラムを得ることが検査の信頼性を向上させる上で好ましいことを考慮すると、新鮮血中のHbAic をそのまま用いることが好ましい。

【0017】そして、この新鮮血中のHbAιc を得る手段は特に限定されるものではなく、公知のHbAιc の入手手段を用いることができる。すなわち、血液試料をmーアミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトグラム担体で捕捉して得る方法;イオン交換カラムで分離して得る方法;電気泳動で分離して得る方法等を挙げることができる。

【0018】これらのHbАιс の入手法のうちでも、特に前述したHbАιс の管理試料を得る場合には、血液試料をmーアミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトグラム担体で捕捉して得る方法を選択することが好ましい。このHbAιс の調製方法については、後述する。

【0019】本発明組成物中に上記HbAェと共に配合するサッカロースは、総ヘモグロビン1重量部に対して0.3重量部以上、同10重量部以下の範囲で配合される。総ヘモグロビン1重量部に対して0.3重量部未満では所望するHbAェの安定効果が十分に発揮されずに好ましくなく、同10重量部を越えて配合すると凍結乾燥の際、余剰のサッカロースに対する結合水が気化せずバイアルに水分が残留し、好ましくない。

[0020] また、好適なサッカロースの配合量は、総ヘモグロビンの濃度によって異なる。 具体的には、総ヘモグロビン濃度が通常の検体程度、すなわち $10\sim15$

g /d1程度のものには、総ヘモグロビン1重量部に対して1重量部程度が適当であり、総ヘモグロビン濃度がさらに希薄な場合、すなわち1.0g /d1程度のものには、総ヘモグロビン1重量部に対して5重量部程度が適当である。

【0021】 このように、HbAic とサッカロースを組み合わせて配合することにより、HbAic の安定性、特に凍結乾燥後のHbAic の安定性を飛躍的に向上させることができる。

【0022】なお、本発明組成物中には、上記必須成分の他に、ヘモグロビンの酸化防止等を目的として、本発明の所期の効果を損なわない範囲で他の任意成分を配合することが可能である。例えば、アスコルビン酸、三リン酸塩、カテキン、亜硫酸ナトリウム、亜硫酸水素ナトリウム、硫酸第一鉄、グルタチオン等を本発明組成物中に配合することができる。

【0023】なお、本発明組成物の所期の経時的安定効果を発揮させる最も好適な形態は、凍結乾燥品としての形態であるが、この凍結乾燥品の調製に際しては通常公知の方法を採ることができる。

【0024】例えば、-30 $^{\circ}$ -40 $^{\circ}$ で試料を凍結し、滅圧し、棚温 -20 $^{\circ}$ -4 $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$ もることにより所望する凍結乾燥製剤を得ることができる。なお、本発明においては、特に本発明組成物中のサッカロースを乾燥させるために、90 $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$ $^{\circ}$ 0 時間程度乾燥させることが好ましい。

【0025】このように調製した本発明組成物は、格段に経時的な安定性に優れており、後述するごとくHbAιсの管理試料として特に優れた組成物である。また、その特性を生かして、本発明はHbAιсの検出を目的とする検体試料にも適用することができる。すなわち、HbAιсの検出を目的とする後述する溶血処理を施した血を検体に、上記の配合割合でサッカロースを添加することによって、従来のHbAιсの検出を目的とする血液をはよって、従来のHbAιсの検出を目的とする血液体よりも保存性が格段に向上した本発明組成物としての施検体を得ることができる。なお、この本発明組成物としての血液検体は、上記の管理試料と同様の凍結乾燥の止ての形態を採ることも可能であるが、凍結乾燥処理を省略した液状形態や乾燥処理を省略した凍結形態としての形態を採ることも可能である。

【0026】B. 本発明組成物を構成するHbAicの最も好ましい調製方法は、血液試料をm-アミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフィニティクロマトグラム担体で捕捉して得る方法である。特に、HbAicの管理試料の製造を前提とする場合には、この手段を選択することが特に有効である。

【0027】これは、以下に掲げる理由による。

①従来のHbAic の管理試料は、一般的にそのレベル調製の際に問題がある。特に、高いHbAic レベルを得る必要性がある場合に問題がある。すなわち、HbAic の 50

6

レベルの正常値は、ヘモグロビン全量に対して4.0~5.8 重量%程度であるが、糖尿病の発病に伴い生体の血糖コントロールが悪化するとこれより高値となり、同10重量%を越える場合もある。これに対応して臨床検査用のH b A ic の管理試料としてのふさわしいレベルとしては、低値用でヘモグロビン全量に対して4.0~5.0 重量%程度であり、高値用としては、同10~15 重量%程度である。

[0028] どのような手段を採るにしても、HbAιсの原材料は、人血をはじめとする哺乳動物の新鮮血なのであるから、新鮮血中のある程度のHbAιc量のばらつきは避けることができない。特に、高値用の管理試料を製造する場合にはHbAιc量が高値である糖尿病患者の血液を用いる必要があり、これの確保には非常な困難を伴うのが常である。また、インビトロでヘモグロビンとグルコースを人為的に結合させるためには、時間とある程度の温度が必要になり、前述のようなヘモグロビンの変性を伴うことは避けがたいことである。

[0029] この点において、上記の担体捕捉法を用いることにより、健常人の新鮮血を原材料として、ヘモグロビンを変性させずにHbAェを高値に加工することが容易である。

【0030】②検体のヘモグロビン濃度に応じた管理試料が必要である。すなわち、HbAic 量の測定においては、検体として全血又は沈降赤血球を用い、ここから得られるヘモグロビン溶液の全ヘモグロビン中におけるHbAic の相対量(%)として測定される。この検体は通常全ヘモグロビン濃度を希釈するが、この希釈倍率がそれぞれの測定法毎に大きく異なる。従って、HbAic の管理試料は、相対的にHbAic が高濃度で存在しても低濃度で存在しても、少なくともあらゆる測定法に対応できるだけの濃度、具体的には1.0g/dl以上の濃度であることが理想的である。

【0031】上記の担体捕捉法は、HbAic の高値成分の分画を得る場合も低値成分の分画を得る場合にも、アフィニティカラムがHbAic を特異的に吸着する。そのために、HbAic とそれ以外のヘモグロビンとを両者の溶出速度の差を用いて分離する必要がなく、単にHbAic 以外のヘモグロビンを溶出液で押し出すことのみにより両者を分離することができる。すなわち、上記の担体捕捉法においては、イオン交換樹脂等による分離の場合に比べて、HbAic とそれ以外のヘモグロビンとを分離する際に用いる溶出液量を格段に節約することが可能になるため、結果としてHbAic の高値成分の分画を得る場合も低値成分の分画を得る場合にも、試料における総ヘモグロビン濃度を1.0g/dl以上の濃度とすることができる。

【0032】上記の担体捕捉法において用いる血液試料は、通常溶血試料を用いる。この溶血試料の調製工程は、常法に従い行われる。すなわち、採取した新鮮血液

から分離した赤血球の細胞膜を破壊することにより行う

細胞膜を破壊する振盪法、超音波で細胞膜を破壊する超

音波法, 低張溶液中で細胞膜を破壊する浸透圧法, 界面

活性剤で膜を溶解する方法等通常公知の破壊手段を用い

ることが可能である。通常この溶血を行った後、破断し

下)で、十分な時間をかけて血液試料中のHbAιc を担 体に吸着させる。このような条件で、選択的に担体に吸 着させたHbAιι を溶出させて所望するHbAιι を得る ことができる。

た赤血球膜脂質等を脱脂処理等の手段により除去する。 【0033】なお、この赤血球の細胞膜の破壊に先立 ち、予め赤血球を十分に洗浄して遊離のグルコースを除 去し、Labile HbAic (シッフ塩基結合の段階のグル コースとヘモグロビンとの結合物、可逆性がある)を分 解しておくことが好ましい。このようにして、通常は1 0g/dl以上のヘモグロビン濃度の精製溶血液を得ること ができる。

【0040】この溶出の際の溶出液は、通常HbAicと 同じくシスジオール基を有する成分、例えばソルビトー ル等を含むものを用いる。なお、上記のHbАкの選択 的な吸着-溶出工程において、血液試料をm-アミノフ ェニルボロン酸をリガンドとして固定した担体に仕込む 際に、過剰量の血液試料を仕込むことで、所望する濃度 でHbAιc を含む管理試料を容易に調製することができ

【0034】次に、上記血液試料(精製溶血液)をm-アミノフェニルボロン酸をリガンドとして固定したアフ ィニティクロマトグラム担体で捕捉処理を行い、この担 体に捕捉されたHbAicを選択的に分離する。m-アミ ノフェニルボロン酸は、シスジオール基と結合する性質 を有するために、このmーアミノフェニルボロン酸をア ガロースやポリアクリルアミド等の担体にリガンドとし て固定したアフィニティクロマトグラフィーにかけるこ とにより、全ヘモグロビンの中から、シスジオール基を 有するグルコースと結合しているHbAic を選択的に捕 捉して分離することができる。

【0041】すなわち、過剰の血液試料を仕込んで、ゲ ルベットの部分に残っている血液試料を低値用管理試料 と高値用管理試料とに分別して、原料ヒト健常者血液の ままのHbAic 濃度の精製溶血液と両者の試料とを任意 の比率で混合することにより所望するHbAic濃度の管 理試料を調製することができる。

【0035】上記のm-アミノフェニルボロン酸を担体 に固定するためのスペーサーは、通常公知のものを用い ることが可能であり、例えばNH2(CH2)nCOOH等 をスペーサーとして用いることができる。なお、このよ うなスペーサーを用いずに活性化したアガロースにm-アミノフェニルポロン酸を結合させることも可能であ

【0042】低値用管理試料については、例えばゲルベ ットの部分に残っているが担体に吸着されていない血液 試料を、HbAicと担体との吸着状態を保持できる溶液 で溶出させて、これを低値用管理試料として用いること ができる(この血液試料は、血液試料中に存在する本来 の濃度のHbAicの一部分が担体に吸着されているの で、HbAic の存在量が血液試料本来のものよりも低濃 度となる。)。また、高値用管理試料は、例えば前記の ように担体に選択的に吸着されたHbAк を溶出させる ことにより得ることができる。

【0036】また、m-アミノフェニルボロン酸は、H bAic を特異的に捕捉することができるリガンドとして 最も好ましいものであるが、この他の(オルト)ほう酸 基を有する物質や抗HbAιc 抗体等のHbAιc を特異的 に吸着することができる物質をリガンドとすることがで きる。

【0043】なお、このようにして得たHbAкが高値 と低値の溶液を透析にかけることにより、前記したHb Aic の安定剤であるサッカロースを添加して試料を凍結 乾燥にかける際の水分の蒸発を妨げるマグネシウムイオ ンやソルビトール等の成分を除去することが好ましい (なお、この透析における希釈を考慮して、透析試料を さらに濃縮することが好ましい)。

【0037】このm-アミノフェニルポロン酸をリガン

[0044]

ドとして固定した担体は、通常公知の方法を組み合わせ 40 て調製することも可能であるが、市販品を用いることも 可能である。例えばシグマ社からm-アミノフェニルボ ロン酸をリガンドとして固定した担体が市販されてい る。

【実施例】以下、本発明を実施例等によりさらに具体的 に説明するが、本発明の技術的範囲がこの実施例等によ り限定されるものではない。

【0038】さらに、コンディショニングしたm-アミ ノフェニルボロン酸をリガンドとして固定した担体に、 上記血液試料を仕込み、この担体に選択的に捕捉された HbAic を個別的に溶出させて分離することができる。

【0045】 〔製造例〕本発明組成物の製造

(1)溶血液の調製

450mlの健常人のヒト全血を、50ml容遠沈管に約4 5 ml ずつ分注し、遠心分離器 (1250×g, 5 min, 4℃) にかけ、上清の血漿, 血小板, 白血球を除去して 赤血球を分離した。この分離した赤血球に3/2容量の 生理食塩水を加えて混合し、これを再び遠心分離器 (1 250×g, 5min, 4℃) にかけ、生理食塩水を除去 した。この生理食塩水による洗浄操作を8回繰り返した (8回目の遠心時間は10分間)。このようにして、洗 浄赤血球200mlを調製した。得られた洗浄赤血球に等

【0039】この工程では、先ず担体に吸着するHbA ic が変性しない条件 (2~8℃程度の低温及び遮光条件 50

ことができる。この破壊手段は、例えば激しく振盪して

量の氷冷した精製水を加え、激しく振盪して赤血球を溶血させて溶血液400mlを調製した。

【0046】次に、上記の溶血液に対して、1/4容量のトルエンを加えて激しく振盪し、遠心分離(1800×g, $30 \min$, $4 \mathbb{C}$)にかけ、3 層に分離したうちの下層部分を回収した。回収した画分を再び遠心分離($1800 \times g$, $15 \min$, $4 \mathbb{C}$)にかけ、上層に浮くか又は底に沈澱した不溶解物を除き、透明な部分のみを回収して、これを精製溶血液とした〔この精製溶血液のうち $150 \min$ を取り、安定剤(サッカロースの $50 \equiv 量%$ 水溶液)を、 $16.7 \min$ 丸均一になるまで混合して、これを「原料血液そのままのHbA1c 濃度の溶液」とした。

【0047】(2)ゲルの調製

内径 50 nmのカラムに、m-rミノフェニルボロン酸アガロースゲル(シグマ社製)を約250 nl充填した。ゲル調整液として水酸化ナトリウム0.08 重量%溶液を流速約50 nl/minで約100 nl流した後、同じくゲル調整液として酢酸0.3 重量%溶液を流速約50 nl/min で約1250 nl流した。次いで、精製水を流速約50 nl/min で約250 nl流した。なお、このゲルの調整工程を通じて、カラムジャケットには循環ポンプで約20 0 の冷却水を流した。

【0048】このようにして調整したゲルに、平衡化液 [EPPS (0.505重量%),水酸化ナトリウム (pH8.6とするための必要量),塩化ナトリウム (0.877重量%),塩化マグネシウム・6水塩 (0.203重量%),精製水(残量)〕を流速約50 ml/minで約2500ml流してゲルを平衡化した。なお、このゲルの平衡化工程を通じて、カラムジャケット 30 には循環ポンプで約20℃の冷却水を流した。

【0049】(3) HbAic のゲル吸着 上記(2) において平衡化したゲルに上記(1)で調製 した精製溶血液を3000ml混合し、垂直に立てたカラ ム内で2~8℃で遮光し、16~24時間静置した。次 に、ゲルベットの上に溜まった精製溶血液を駒込ピペッ トでカラム上から排出した。なお、この排出工程を通じ て、カラムジャケットには循環ポンプで約2~8℃の冷

却水を流した。

【0050】 (4) HbAnc 低値溶液の溶出上記(2)と同一の組成の平衡化液を流速約50ml/minで1000ml流して、溶出した液をフラクションコレクターで試験管に約10mlずつ分画して回収した。なお、この溶出工程を通じて、カラムジャケットには循環ポンプで約 $2\sim8$ $\mathbb C$ の冷却水を流した。0.5 g /dlのヘモグロビン水溶液を用意し、これを対照として目視により、およそこの対照よりも濃い分画をビーカーにプールした。

【0051】(5) HbAic 高値溶液の溶出 上記(4)に引続き、上記(2)と同一の組成の平衡化 50

液を流速約50ml/min で1500ml流した(この工程を通じて、カラムジャケットには循環ポンプで約 $2\sim8$ Cの冷却水を流した)。なお、この工程の間に溶出した液は廃棄した。

10

【0052】次に、分離液【EPPS(0.505重量%),水酸化ナトリウム(pH8.6とするための必要量),D-ソルビトール(1.822重量%),精製水(残量)〕を流速約25ml/minで1500~2000ml流して、溶出した液をフラクションコレクターで試験管に約10mlずつ分画して回収した。なお、この溶出工程を通じて、カラムジャケットには循環ボンプで約2~8℃の冷却水を流した。0.5g/dlのヘモグロビン水溶液を用意し、これを対照として目視により、およそこの対照よりも特に濃い分画から約100mlまでプールした。

【0053】(6)透析及び濃縮

上記(4)(5)により得られたHbAι 低値溶液及び 同高値溶液をそれぞれ透析チューブに詰め (低値溶液約 180 ml/ チューブ, 高値溶液約100ml/ チューブ)、精製水にこの透析チューブを浸漬して、2~8℃で遮光し、約2時間スターラーで精製水を攪拌した [低値溶液の精製水約201,高値溶液の精製水約101]。この透析の終了後、精製水にこの透析チューブを浸漬して、2~8℃で遮光し、約16時間静置した [低値溶液の精製水約201,高値溶液の精製水約101]。

【0054】上記透析工程の終了したそれぞれの透析チューブを、約51の濃縮剤〔ポリエチレングリコール2000の30重量%水溶液〕に浸漬し、2~8℃で遮光してスターラーで濃縮剤を攪拌した。HbAιc 低値溶液の透析チューブは、約2時間後に上記濃縮剤から取り出し、表面に付着した濃縮剤を氷冷した精製水で洗い流がした後、表面の水分をペーパータオルで拭き取り、透析チューブ中の液体をメスシリンダーに採取して、その液量を定量し、これに1/9容量の安定剤(サッカロースの50重量%水溶液)を加え、均一になるまで混合し、下記の濃度調整工程を経て後述の凍結乾燥工程に処した。【0055】また、HbAιc 高値溶液の透析チューブは、約4時間後に上記濃縮剤から取り出し、表面に付着した漂溶剤を氷冷した特型水で洗い流した後、表面の水

は、約4時間後に上記濃縮剤から取り出し、表面に付着した濃縮剤を氷冷した精製水で洗い流した後、表面の水分をペーパータオルで拭き取り、透析チューブ中の液体をメスシリンダーに採取して、その液量を定量し、これに1/9容量の上記安定剤を加え、均一になるまで混合し、下記の濃度調整工程を経て後述の凍結乾燥工程に処した。

[0056] (7) HbAn 及び総ヘモグロビン量の濃度調製

前記(1)において調製した「原料血液そのままのHb Aic 濃度の溶液」並びに前記(6)において調製した 「HbAic 低値溶液」及び「HbAic 高値溶液」の総へ モグロビン量をアザイドメトヘモグロビン法により定量 し、次にHbAic 濃度をHPLC法 [HLC-723H bIII 型HbHbAic 自動分析機 (東ソー社製) によ る) により定量した。

【0057】次いで、「原料血液そのままのHbAic 濃度の溶液」と「HbAic 低値溶液」又は「HbAic 高値溶液」を混合して、それぞれ所望のHbAic 濃度に調整した上で、安定剤(サッカロースの5重量%水溶液)を加えて総ヘモグロビン濃度を1000 100

【0058】(8)凍結乾燥

上記(7)で濃度調整した「HbAic 低値溶液」及び「HbAic 高値溶液」を10ml容褐色パイアルに2mlずつ分注し、これらのパイアルを凍結乾燥機に入れ、制御運転〔第1段階:-20℃・10時間,第2段階:-20℃・10時間,第3段階:-4℃・109時間,最終制御:4℃・60~709時間;到達真空度:約10mTorr)を行い、凍結乾燥品を得た。凍結乾燥が終了したそれぞれのパイアルに窒素を充填し、封栓しアルミシールを施した。このように、HbAic00管理試料としての本

発明組成物を得た。

【0059】 〔試験例〕 本発明組成物の凍結乾燥前後に おける経時的安定性の検討

12

(1) 本発明組成物においてHbAιc の安定剤として配合するサッカロースの凍結乾燥前後における経時的安定性を、他の糖類を配合した場合との比較において検討した。すなわち、予め凍結乾燥前の全へモグロビン量を10g/dlに調整した各試料における全へモグロビン量中のHbAιc 量を上記製造例(7)で示したと同様の方法で測定した。

【0060】次に、これらの各試料を上記製造例(8) に示したと同様の方法で凍結乾燥した後、これらの凍結乾燥品に精製水0.5mlを加えて、各試料における全へモグロビン量中のHbAic量を上記と同じく測定した。この結果を第1表に示す。

[0061]

【表1】

3 1 表

	HbAi. (%) (HPLC法)			
安定剤	冻结乾燥前			
無添加	6. 3	3. ЗД		
D-キシロース 10重量%	6. 3	14.8		
D-アラビノース 10重量%	6. 3	9. 3		
D-ソルビトール 10重量%	6. 3	6. 1		
マルトース 10重量%	6. 3	6. 5∆		
サッカロース 10重量%	8. 3	6. 1		

*D-キシロース、D-アラビノースはアルドース系単糖類に分類される

*Δは、HPLCでの分能異常を示す

【0062】この第1表において、糖類を添加しなかった試料は、凍結乾燥後は、この凍結乾燥操作自体によるヘモグロビンの変性が著しく、HPLC分析に耐えられないものとなった。また、アルドース系単糖類であるDーキシロース又はD-アラビノースを添加した群は、凍40結乾燥操作によるヘモグロビンの変性は抑制されたが、凍結乾燥中の反応により凍結乾燥前後でHbA」に値が大きく異なるものとなった。

【0063】この結果より、HbAicの凍結乾燥における安定性を付与するための安定剤としては、アルドース単糖類は不適当であることが明らかになった。なお、Dーガラクトース、Dーマンニトール、ラクトースはヘモ

グロビン溶液における溶解度が低いのでこの試験系から は除外した。

【0064】(2)次に、この試験系で安定性に優れていたD-ソルビトール添加群とサッカロース添加群の凍結乾燥後における経時的安定性を検討した。すなわち、D-ソルビトール添加群とサッカロース添加群の凍結乾燥直後におけるHbAic の安定性を、試料の凍結乾燥直後のHbAic 値と凍結乾燥後1ヵ月後(室温)のHbAic 値をHPL C法により比較した。この結果を第2表に示す。

[0065]

【表 2 】

第 2 表

	HbAic (%) (HPLC法)			
安定剤	凍結乾燥直後	凍結乾燥後1ヵ月		
D-ソルビトール 10重要%	1 0. 5	9. 4		
D-ソルビトール 5重量%	10.5	9. 1		
サッカロース 10重量%	10.6	10.4		
サッカロース 5重量%	10.6	10.8		

この結果、凍結乾燥後長期間経過時におけるHbAιc を安定に保つためには、安定剤としてサッカロースを添加することが最適であることが明らかになった。

13

[0066]

【発明の効果】本発明により、長期間安定で、かつ新鮮血液のHPLCクロマトグラムパターンを示す糖尿病診断等において極めて有用なHbAic組成物が提供される。

14

フロントページの続き

(51) Int.Cl.6

識別記号 庁内整理番号

FI

技術表示箇所

A 6 1 K 9/19 47/26 A 6 1 K 9/14

B E

L

(72) 発明者 田口 路比呂

埼玉県川越市的場1361番地1 株式会社ビー・エム・エル総合研究所内